

DIALOG(R) File 351:Derwent WPI  
(c) 2002 Thomson Derwent. All rts. reserv.

007123877

WPI Acc No: 1987-123874/198718

XRAM Acc No: C87-051405

XRPX Acc No: N87-092550

Glutamine dipeptide and tripeptide use - in cell culture media contg.  
amino acids, glucose and mineral salts

Patent Assignee: PFRIMMER & CO J (PFRJ )

Inventor: ROTH E

Number of Countries: 011 Number of Patents: 004

Patent Family:

Patent No	Kind	Date	Applicat No	Kind	Date	Week
DE 3538310	A	19870430	DE 3538310	A	19851028	198718 B
EP 220379	A	19870506	EP 86109103	A	19860703	198718
EP 220379	B	19900509				199019
DE 3671040	G	19900613				199025

Priority Applications (No Type Date): DE 3538310 A 19851028

Cited Patents: 2.Jnl.Ref; EP 87750

Patent Details:

Patent No	Kind	Lat	Pg	Main IPC	Filing Notes
-----------	------	-----	----	----------	--------------

DE 3538310	A	6			
------------	---	---	--	--	--

EP 220379	A	G			
-----------	---	---	--	--	--

Designated States (Regional): AT BE CH DE FR GB IT LI LU NL SE

EP 220379	B				
-----------	---	--	--	--	--

Designated States (Regional): AT BE CH DE FR GB IT LI LU NL SE

Abstract (Basic): DE 3538310 A

The use of di- and/or tripeptides of glutamine in cell culture media contg. amino acids, glucose and mineral salts for the cultivation of isolated tissue cells is new. Pref. peptides are the dipeptides glycyl-glutamine and alanyl-glutamine.

USE/ADVANTAGE - Culture media for animal and plant cells, partic. cell culture media for extracorporeal insemination and cell culture media for the prodn. of monoclonal antibodies. Glutamine di- and tripeptides are stable to heat-sterilisation (glutamine is not), but can be utilised by cells (esp. mammalian cells) on a glutamine source (unlike masked glutamine deriv. such as acetylglutamine).

0/3

Title Terms: GLUTAMINE; DI; PEPTIDE; TRI; PEPTIDE; CELL; CULTURE; MEDIUM; CONTAIN; AMINO; ACID; GLUCOSE; MINERAL; SALT

Derwent Class: B04; D16; P13

International Patent Class (Additional): A01H-001/00; A61K-035/52; C07K-015/04; C12N-005/02

File Segment: CPI; EngPI

(15)



Europäisches Patentamt

European Patent Office

Office européen des brevets

(11) Veröffentlichungsnummer:

0 220 379

A1

(12)

## EUROPÄISCHE PATENTANMELDUNG

(21)

Anmeldenummer: 86109103.1

(51) Int. Cl. C12N 5/02

(22)

Anmeldetag: 03.07.86

(30) Priorität: 28.10.85 DE 3538310

(43) Veröffentlichungstag der Anmeldung:  
06.05.87 Patentblatt 87/19

(44) Benannte Vertragsstaaten:  
AT BE CH DE FR GB IT LI LU NL SE

(71) Anmelder: Pfrimmer & Co. Pharmazeutische  
Werke Erlangen GmbH & Co. KG  
Hofmannstrasse 26  
D-8520 Erlangen(DE)

(72) Erfinder: Roth, Erich, Dr.  
Alser Strasse 4  
A-1090 Wien IX(AT)

(73) Vertreter: Freiherr von Pechmann, Eckehart et  
al  
Patentanwälte Wuesthoff- v.  
Pechmann-Behrens-Goetz Schweigerstrasse  
2  
D-8000 München 90(DE)

(54) Verwendung von Glutamin in Form seiner Di- und Tripeptide im Nährmedium für Zellkulturen.

(57) Die in wässriger Lösung hitzestabilen Di-und/oder Tripeptide des Glutamins eignen sich, im Gegensatz zu  
dem Acetylglutamin, dazu, in den Kulturmedien zur Züchtung isolierter Gewebszellen das Glutamin zu ersetzen.

EP 0 220 379 A1

## Verwendung von Glutamin in Form seiner Di- und Tri-peptide im Nährmedium für Zellkulturen

Die in vitro-Kultivierung von tierischen und pflanzlichen Zellen ist ein wichtiges Instrument in der biologischen Forschung geworden. So werden in zunehmenden Maße Zellkulturen meist als biologische Modelle verwendet, um z.B. pharmakologische Wirkungen neuer chemischer Substanzen zu testen, wodurch bisher notwendige Tierversuche bei der Untersuchung derartiger Substanzen zum Teil ersetzt werden können.

5 Auch ist es möglich geworden, bestimmte Stoffe, z.B. monoklonale Antikörper in derartigen Zellkulturen im industriellen Maßstab herzustellen. Ferner werden auch Zellkulturen im großen Maße bei der Tumorforschung eingesetzt. Auch in Verbindung mit der extrakorporalen Befruchtung zur Überwindung der Sterilität wird die isolierte Eizelle in Nährösungen mit den Spermien in Kontakt gebracht und dann das befruchtete Ei bis zum Stadium des Vier- oder Achtzell-Embryos 48-60 Stunden inkubiert bevor der Transfer in den Uterus erfolgt. vgl. Arch. Gynerol 231, 171-176 und 321-323 (1982) sowie Dtsch. med. Wschr. Bd 109, 547

10 -552 (1984).

Bei der künstlichen Züchtung der Zellen tierischer Gewebe hat sich das Glutamin schon vor vielen Jahren als wertvoller Wachstumsfaktor für die Zellentwicklung erwiesen, weshalb es in den Kulturmedien bis zu einer 20-fachen größeren Konzentration als andere Aminosäure zugesetzt wird; vgl. H. Eagle, Nature 1955, Seiten 501-504. Glutamin wurde inzwischen auch neben Glukose als die wichtigste Energiequelle für 15 das Wachstum von isolierten Säugetierzellen und auch Krebszellen erkannt. vgl. H.R. Zielke et al, Federation proceedings, Bl. 43, Nr.1, Seiten 121 bis 125, 1984 bzw. L.J. Reitzer et al, Journ. Biol. Chem., Seiten 2669 bis 2676, 1979.

Die notwendigen Kulturmedien zur Züchtung von isolierten Zellen werden bereits industriell hergestellt und kommerziell verwertet. Allerdings ist die Herstellung glutaminhaltiger Kulturmedien vom technologischen und vertriebstechnischen Standpunkt aus gesehen sehr schwierig, da Glutamin eine relativ instabile Verbindung ist. Deshalb werden die Kulturmedien meist im wesentlichen glutaminfrei geliefert und die Anwender müssen dann das Glutamin unter erhöhtem Aufwand steril zusetzen, was nicht immer durchführbar ist, u.a. wegen des Kontaminationsrisikos.

20 Der Grund für die Instabilität des Glutamins ist seine Neigung zur intramolekularen Cyclisierung insbesondere bei der thermischen Sterilisierung der glutaminhaltigen Lösungen. Diese cyclische Produkt besitzt jedoch giftige Eigenschaften auch gegenüber isolierten Zellen.

Bei Infusionslösungen für die künstliche Ernährung von Patienten hat man bereits maskiertes Glutamin 25 in Form des  $\alpha$ -N acylierten Glutamins bzw. Di- und Tri-peptide des Glutamins eingesetzt, da dieses acylierte Glutamin bzw. diese Peptide bei der Hitzesterilisierung der betreffenden Lösungen stabil bleiben, jedoch dann im Organismus z.B. durch die im Blut oder Serum vorhandenen Hydrolasen, aufgespalten werden. vgl. Europäische Patentschrift 87 750.

30 Gegen die Verwendung eines in dieser Weise maskierten Glutamins, sprach bisher die Tatsache, daß in einem Kulturmedium, das für die künstliche Züchtung von Gewebszellen verwendet wird, die betreffenden Substrate in einer von den Zellen unmittelbar metabolisierbaren Form vorliegen müssen, da die Auffassung besteht, daß anders als z.B. die Mikroorganismen, wie Bakterien, Schimmelpilze, die Säugetierzellen keine Exoenzyme an die Kulturlösungen abgeben, die dann die Spaltung derartig maskierter Verbindungen bewirken können. Daher enthalten die Nährösungen für Zellkulturen anders als diejenigen für das Züchten von Mikroorganismen nur freie Aminosäuren, also keine Oligopeptide oder diese enthaltenden Abbauprodukte von Proteinen oder Disacchariden und dgl. aufzuspaltende Substrate.

35 Es hat sich nun überraschenderweise gezeigt, daß bestimmte Di-/Tripeptide des Glutamins doch von den Zellen, insbesondere von den Säugetierzellen, als Glutaminquelle verwertet werden können. Dies ist deshalb besonders überraschend, weil z.B. das an der  $\alpha$ -Aminosäuregruppe acyliertes Glutamin (Acetylglutamin) von den Zellkulturen nicht oder nur sehr schlecht verwertet wird. Die niederen Peptide sind 40 dagegen universell verwertbar, auch bei Zellen der verschiedensten Gewebe.

45 Erfindungsgemäß wird daher bei den Kulturmedien für das Wachstum von Säugetierzellen bzw. pflanzlichen Zellen das Glutamin in Form der bestimmten Di- und/oder Tripeptide, wie sie im Patentanspruch genannt sind, verwendet, wodurch nunmehr die wäßrigen Kulturmedien hinsichtlich der Aminosäuren- und Peptidkomponenten ohne Schwierigkeiten hitzesterilisierbar sind. Diese neuen Kulturmedien sind dann auch 50 bei längerer Lagerung ausreichend stabil.

Die erfindungsgemäß verwendeten niederen Peptide des Glutamins zeigen -wie aus beigefügten Figuren mit den Diagrammen der Ergebnisse von Wachstumstests isolierter Säugetierzellen ersichtlich - ein sehr gutes Wachstum der Zellen, während mit dem glutaminfreien Medium oder bei Verwendung des an der  $\alpha$ -Aminogruppe acylierten Glutamins nur ein langsames bzw. ein verspätet einsetzendes Wachstum der Zellen festzustellen ist.

Auch als Kulturmedien für die Entwicklung der Eizelle zum mehrzelleigen Embryo bei der extrakorporalen Befruchtung eignen sich die unter Verwendung der Glutaminpeptide hergestellten Nährösungen besonders gut. Die Zellentwicklung und -teilung setzt bereits kurz nach der künstlichen Befruchtung der Eizelle ein, so daß dann der entstandene Zellhaufen schon bald in den Uterus implantiert werden kann.

5 Aber auch zur Entwicklung pflanzlicher Zellen bei der Kultur von pflanzlichen Protoplasten oder pflanzlicher Gewebe und spezieller Organe sowie bei Meristemkulturen für die vegetative Vermehrung können diese Kulturmedien vorteilhaft verwendet werden.

Nachfolgend wird eine für die Kulturen verschiedener Zellen geeignete Zusammensetzung eines 10 erfindungsgemäßen Kulturmediums angegeben.

### B e i s p i e l

15 Bestandteil	mg/Liter	Bestandteil	mg/Liter
L-Arginin	200,00	Biotin	0,20
20 L-Asparagin H <sub>2</sub> O	56,82	D-Calciumpantothenat	0,25
L-Asparaginsäure	20,00	Cholinchlorid	3,00
L-Cystin Na <sub>2</sub>	59,15	Folsäure	1,00
25 L-Glutaminsäure	20,00	i-Inositol	35,00
L-Alanyl-glutamin	500,0	Nicotinamid	1,00
Glutathion	1,00	p-Aminobenzoësäure	1,00
Glycin	10,00	Pyridoxin HCl	1,00
30 L-Histidin	15,00	Riboflavin	0,20
L-hydroxyprolin	20,00	Thiamin HCl	1,00
L-Isoleucin	50,00	Vitamin B12	0,005
35 L-Leucin	50,00	Ca(NO <sub>3</sub> ) <sub>2</sub>	69,49
L-Lysin HCl	40,00	KCl	400,0
L-Methionin	15,00	MgSO <sub>4</sub> 7H <sub>2</sub> O	100,0
40 L-Phenylalanin	15,00	NaCl	6000
L-Prolin	20,00	NaHCO <sub>3</sub>	2000
L-Serin	30,00	Na <sub>2</sub> HPO <sub>4</sub>	800,7
45 L-Threonin	20,00	Glucose	2000
L-Tryptophan	5,00	Phenolrot	5,00
L-Tyrosin	20,00	Aqua dest.	ad 1 Liter
L-Valin	20,00		
50			

Bei den nachfolgend beschriebenen Tests mit Zellkulturen von drei verschiedenen Zelllinien (K-562; Fibroblasten: Flow 4000; HE LA 1L Passage) wurde untersucht, inwieweit die Dipeptide Alanyl-Glutamin oder Glycyl-Alanin das Glutamin als Wachstumsfaktor ersetzen können. Die Zellen wurden in glutaminfreiem 55 RPMI 1640 (5% CO<sub>2</sub>-Inkubator) gezüchtet. Ein Liter Medium enthielt 900 ml RPMI-1640, 100 ml fötales Kälberserum (über Nacht gegen PBS dialysiert) und 2 ml Gentamycinlösung. Dem Medium wurden 10 ml Kälberserum (über Nacht gegen PBS dialysiert) und 2 ml Gentamycinlösung. Dem Medium wurden 10 ml einer Lösung, die 200 mmol an Glutamin oder an ALA-GLN, GLY-GLN oder Acetylglutamin enthielt, zugesetzt (Sterifiltration mit Acro Disc 200  $\mu$ m Filter). Die K-562 Zellen wurden dreimal in der Woche auf

1/3 die HELA-Zellen dreimal auf 1/5 und die Fibroblasten zweimal auf 1/3 gespalten. Die Spaltung der HELA-Zellen und Fibroblasten erfolgte mittels Trypsin nach einmaliger Waschung mit PBS. Die Zellzahl wurde mit einem Sysmex-Microcell-Counter CC-10 ermittelt und nach jeder Spaltung hochgerechnet. Die Diagramme der Fig. 1 -3 zeigen die Zellentwicklung mit und ohne Zugabe von Glutamin (GLN) und der jeweiligen Dipeptide bzw. des Acetylglutamins (Acet.GLN).

5 Wie hieraus ersichtlich, ist die Wachstumsgeschwindigkeit der einzelnen Zelllinien bei Supplimentation des Mediums mit Glutamin oder den Dipeptiden: Alanyl-Glutamin und GlycylGlutamin annähernd gleich, während das Acetylglutamin eine wesentlich eingeschränkte Wachstumsgeschwindigkeit bewirkt.

In weiteren Versuchen wurde das Wachstumsverhalten der Zelllinie K-562 in Kulturmedien mit und ohne Zusatz der erfundungsgemäß zu verwendenden Peptide des Glutamins näher untersucht. Aus dem Diagramm der Fig. 4 ist ersichtlich, daß in glutaminfreiem Nährmedium weder ALA-ALA noch GLY-ALA zu einer Wachstumsstimulation führen, während bei Zusatz der Glutaminpeptide ALA-GLN und GLY-GLN die Zellzahl signifikant höher als im glutaminfreien Kulturmedium war, auch wenn dieses foetales Kalbserum (FKS) enthielt.

10 15 Untersucht wurde auch die Dipeptidhydrolyse im zellfreien, sterilfiltrierten Kulturüberstand. Wie aus Fig. 5 ersichtlich, werden die Dipeptide mit unterschiedlicher Geschwindigkeit von einem zellfreien, sterilfiltrierten K-562-Kulturüberstand hydrolysiert. Diese Untersuchung bestätigt die Befunde, die aus Fig. 4 erkennbar sind, nämlich, daß das ALA-GLN besser als GLY-GLN von der Zelllinie K-562 gespalten wird.

20 25 Die Spaltung von ALA-GLN durch wachsende Zellkulturen (K-562 und Fibroblasten: Flow 4000) ist den Fig. 6 und 7 zu entnehmen, die den Konzentrationsverlauf von ALA-GLN sowie den von Alanin und Glutamin während des Wachstums der zwei verschiedenen Zelllinien zeigen. Hieraus ist ersichtlich, daß das Glutamin während des Wachstums kontinuierlich gespalten wird, wobei die Konzentrationen von Alanin und Glutamin zunehmen. Der geringere Konzentrationsanstieg von Glutamin im Verhältnis zu Alanin ist dadurch erklärbar, daß Glutamin während des Wachstums der Zellen stärker verstoffwechselt wird als das Alanin. Diese Ergebnisse zeigen, daß Dipeptide von Zellkulturen unterschiedlich verwertet werden, wobei aber die Glutaminpeptide gut metabolisieren und zu einem signifikant besseren Zellwachstum führen.

### Ansprüche

30 1. Verwendung von Di-und/oder Tripeptiden des Glutamins in Aminosäuren, Glucose und Mineralsalze enthaltenden Zellkulturmedien zur Züchtung isolierter Gewebszellen.  
 2. Verwendung der Dipeptide Glycyl-Glutamin und Alanyl-Glutamin in Zellkulturmedien nach Anspruch 1.  
 35 3. Verwendung der Di-und/oder Tripeptide des Glutamins nach Anspruch 1 oder 2 in Zellkulturmedien für die extrakorporale Insemination.  
 4. Verwendung der Di-und/oder Tripeptide des Glutamins nach Anspruch 1 -3 in Zellkulturmedien für die Herstellung monoklonaler Antikörper.

40

45

50

55

FIG. 1

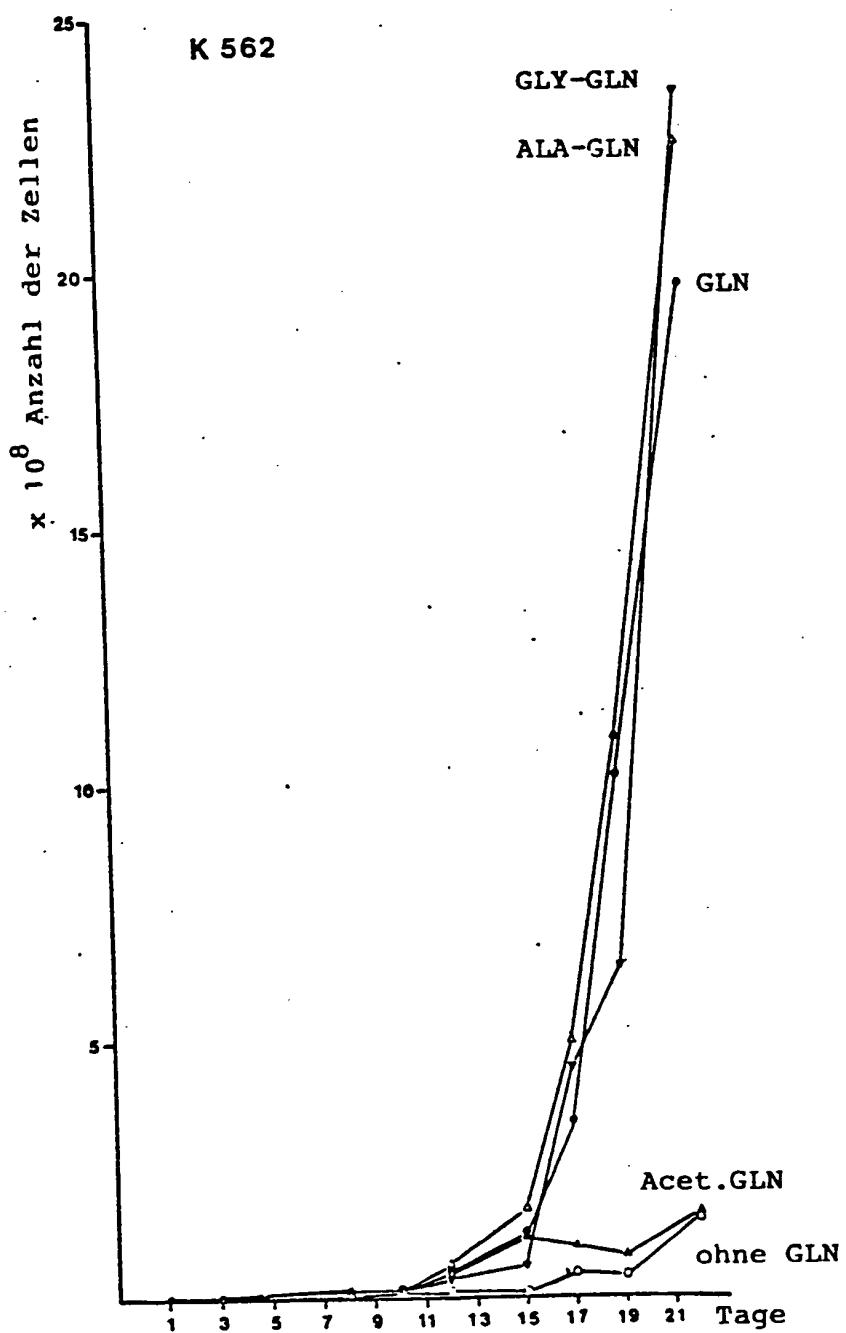


FIG. 2

## FIBROBLASTEN

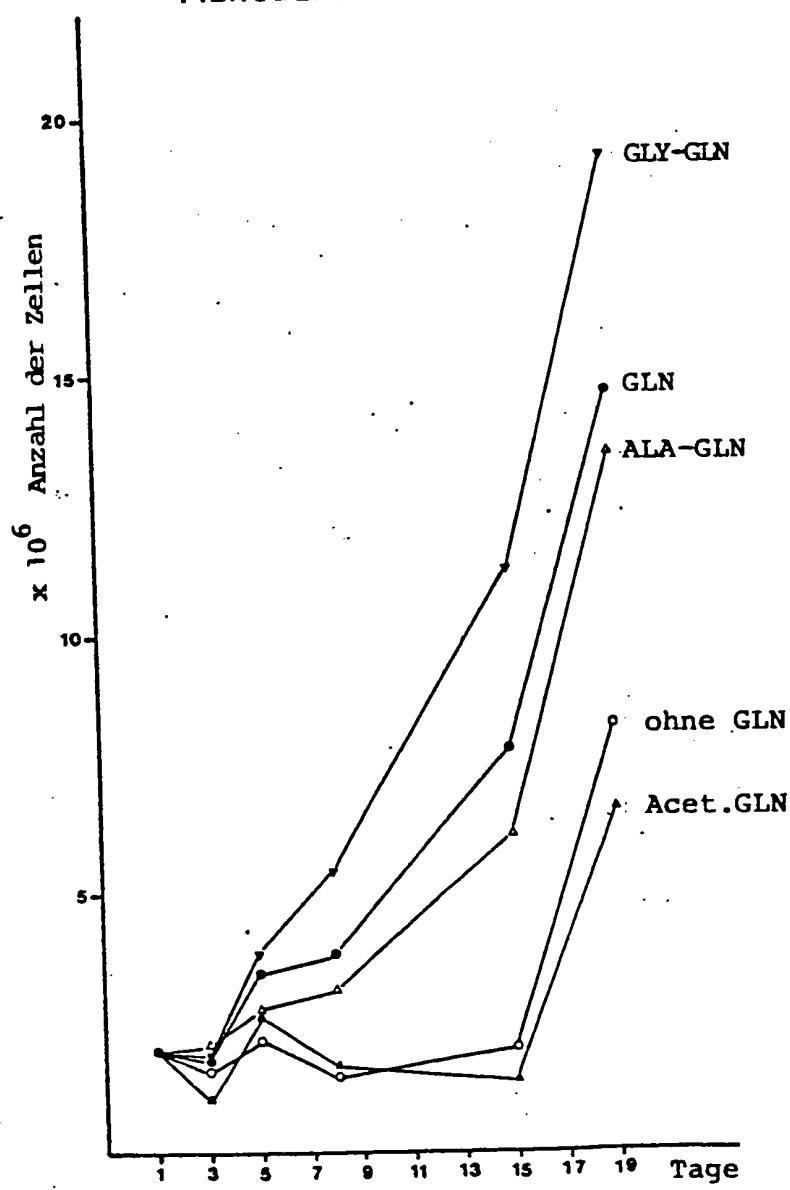


FIG. 3

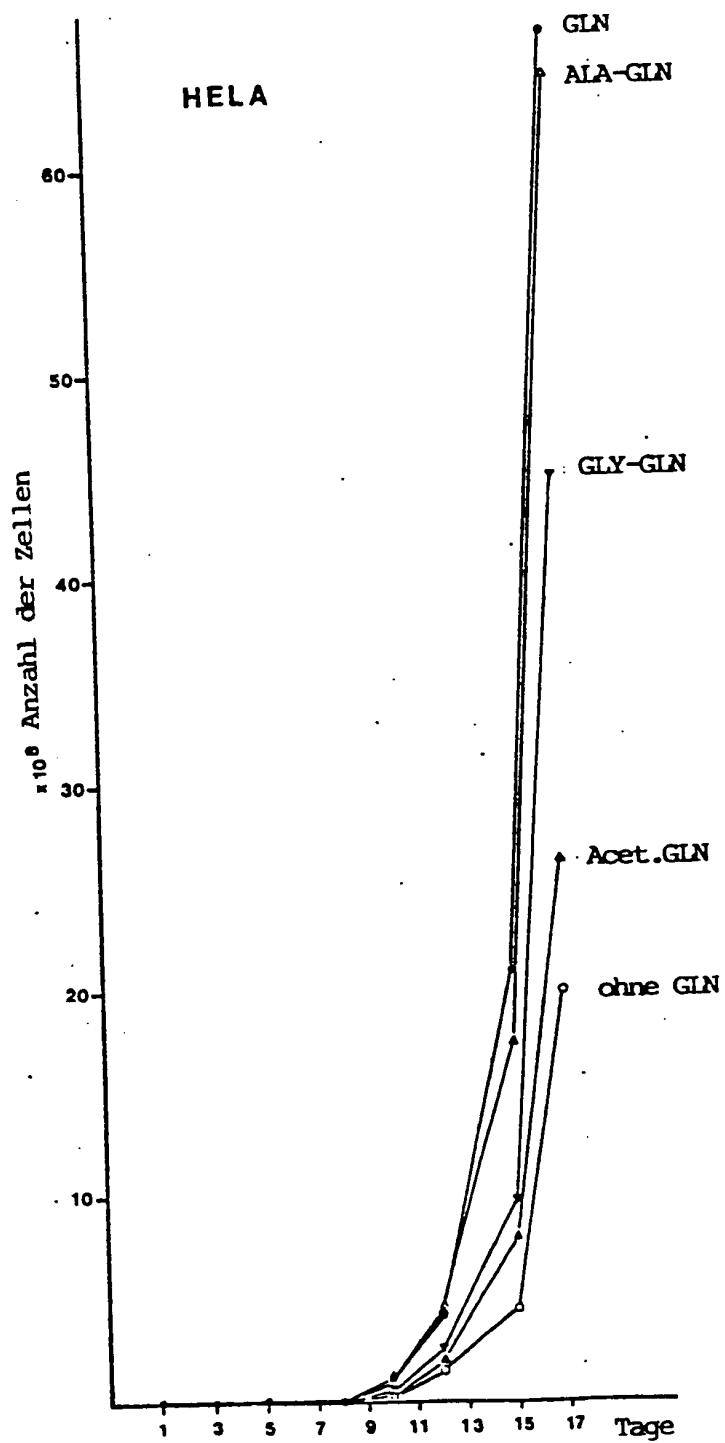


Fig. 4  
Wachstumskurve von K562

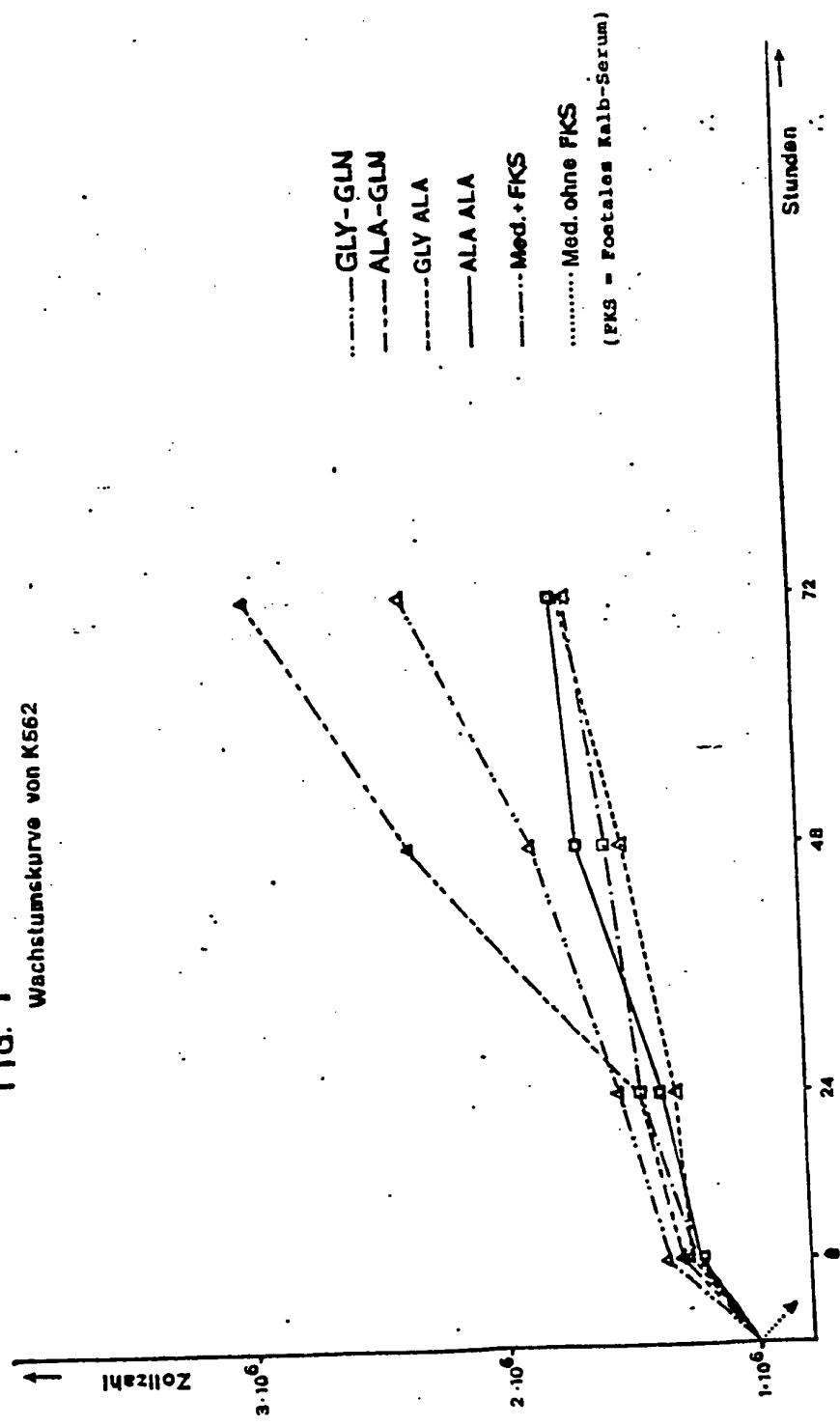


Fig. 5  
DIPEPTIDHYDROLYSE VOM KULTURÜBERSTAND K562

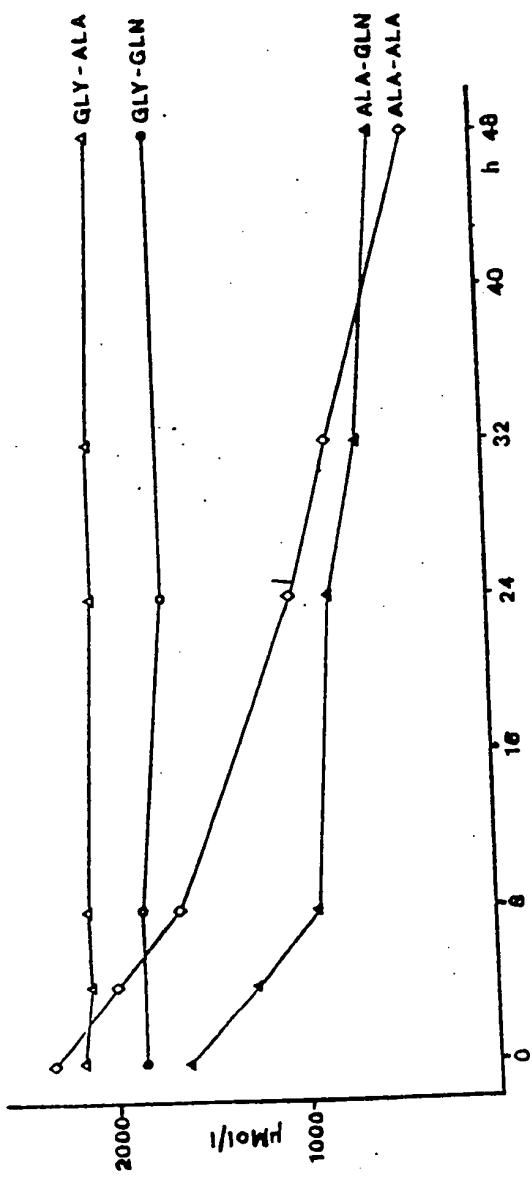


FIG. 6

KONZENTRATION IM KULTURÜBERSTAND VON FIBROBLASTEN (FLOW 4000)

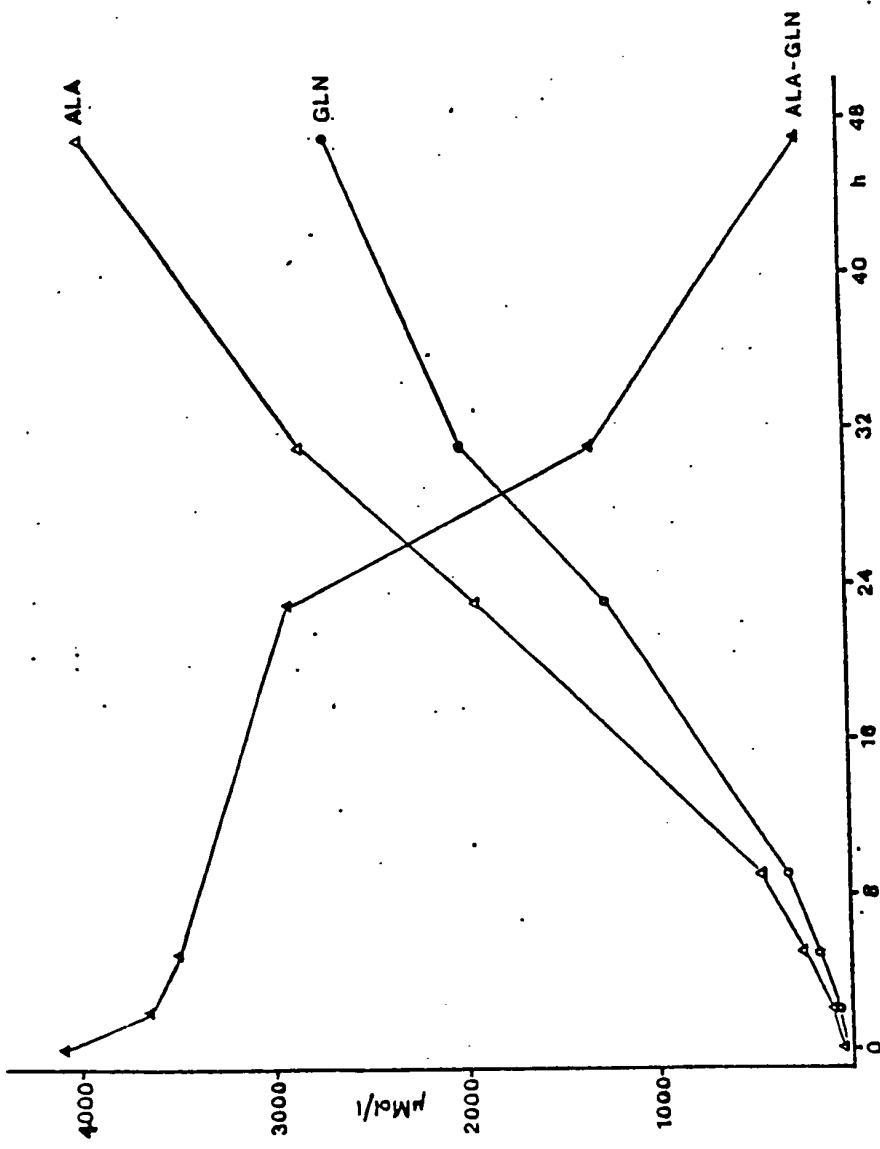
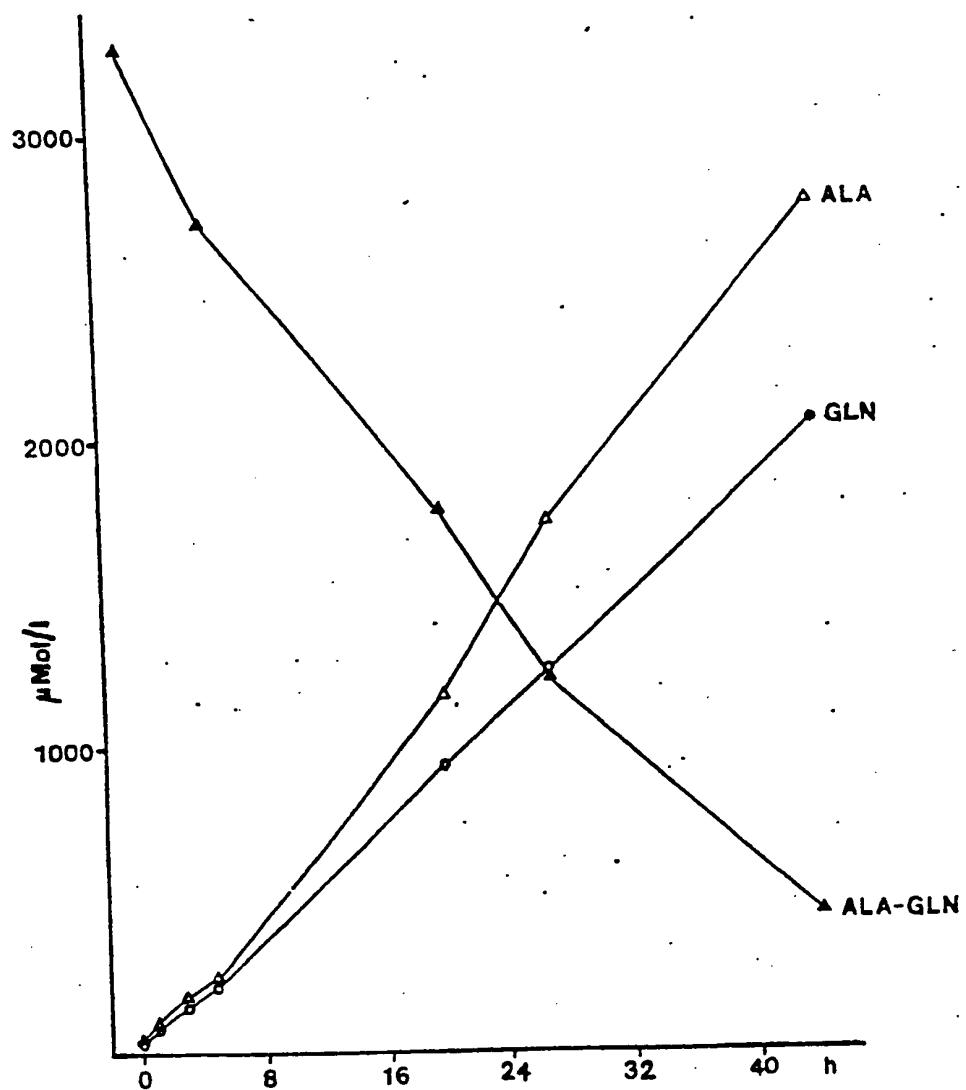


FIG. 7

## KONZENTRATION IM KULTURÜBERSTAND VON K 562





EINSCHLÄGIGE DOKUMENTE						
Kategorie	Kennzeichnung des Dokuments mit Angabe, soweit erforderlich, der maßgeblichen Teile	Betreff Anspruch	KLASSIFIKATION DER ANMELDUNG (Int. Cl. 4)			
Y, D	EP-A-0 087 750 (PFRIMMER & CO.) * Insgesamt *	1-4	C 12 N 5/02			
Y	--- D. W. Barnes et al.: "METHODS FOR PREPARATION OF MEDIA, SUPPLEMENTS, AND SUBSTRATA FOR SERUM-FREE ANIMAL CELL CULTURE", 1984, Seite 41, Alan R. Liss, Inc., New York, US * Seite 41; Abschnitt 2 *	1-4				
A	--- JOURNAL OF CHROMATOGRAPHY, Band 294, 1984, Seiten 507-512, Elsevier Science Publishers B.V., Amsterdam, NL; P. STEHLE et al.: "Isotachophoretic analysis of a synthetic dipeptide L-alanyl-L-glutamine. Evidence for stability during heat sterilization" * Insgesamt *	1				
	-----		RECHERCHIERTE SACHGEBiete (Int. Cl. 4)			
			C 12 N 5/00			
<p>Der vorliegende Recherchenbericht wurde für alle Patentansprüche erstellt.</p> <table border="1" style="width: 100%; border-collapse: collapse;"> <tr> <td style="width: 33%;">Recherchenort DEN HAAG</td> <td style="width: 33%;">Abschlußdatum der Recherche 18-09-1986</td> <td style="width: 34%;">Prüfer SKELLY J.M.</td> </tr> </table>				Recherchenort DEN HAAG	Abschlußdatum der Recherche 18-09-1986	Prüfer SKELLY J.M.
Recherchenort DEN HAAG	Abschlußdatum der Recherche 18-09-1986	Prüfer SKELLY J.M.				
<p>KATEGORIE DER GENANNTEN DOKUMENTE</p> <p>X : von besonderer Bedeutung allein betrachtet Y : von besonderer Bedeutung in Verbindung mit einer anderen Veröffentlichung derselben Kategorie A : technologischer Hintergrund O : nichtschriftliche Offenbarung P : Zwischenliteratur T : der Erfindung zugrunde liegende Theorien oder Grundsätze</p>		<p>E : älteres Patentdokument, das jedoch erst am oder nach dem Anmeldedatum veröffentlicht worden ist D : in der Anmeldung angeführtes Dokument L : aus andern Gründen angeführtes Dokument &amp; : Mitglied der gleichen Patentfamilie, übereinstimmendes Dokument</p>				